

日本国特許庁
JAPAN PATENT OFFICE

27.10.2004

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

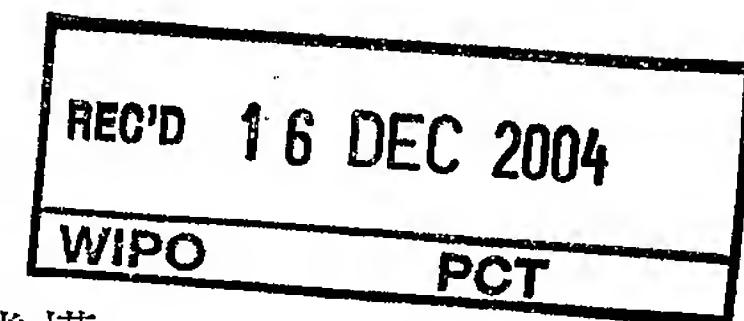
This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日
Date of Application: 2004年 3月 1日

出願番号
Application Number: 特願2004-056551

[ST. 10/C]: [JP2004-056551]

出願人
Applicant(s): 財団法人北九州産業学術推進機構

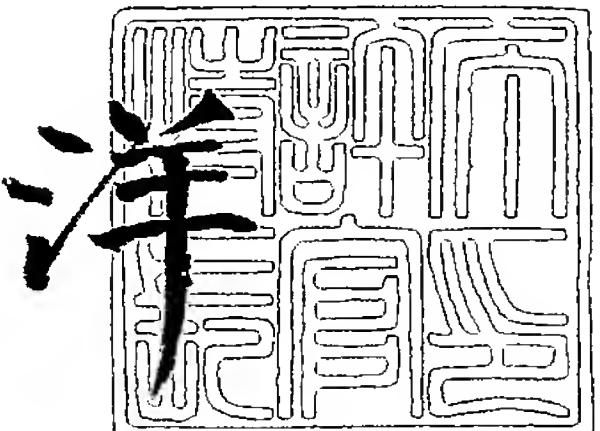


PRIORITY DOCUMENT
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH
RULE 17.1(a) OR (b)

2004年12月 3日

特許庁長官
Commissioner,
Japan Patent Office

小川洋



【書類名】 特許願
【整理番号】 Y04A009
【あて先】 特許庁長官殿
【発明者】
 【住所又は居所】 福岡県北九州市小倉北区東城野町3丁目4-203
 【氏名】 川原 浩治
【特許出願人】
 【識別番号】 802000031
 【氏名又は名称】 財団法人北九州産業学術推進機構
【代理人】
 【識別番号】 100104411
 【弁理士】
 【氏名又は名称】 矢口 太郎
【選任した代理人】
 【識別番号】 100104215
 【弁理士】
 【氏名又は名称】 大森 純一
【選任した代理人】
 【識別番号】 100099656
 【弁理士】
 【氏名又は名称】 山口 康明
【手数料の表示】
 【予納台帳番号】 096667
 【納付金額】 21,000円
【提出物件の目録】
 【物件名】 特許請求の範囲 1
 【物件名】 明細書 1
 【物件名】 図面 1
 【物件名】 要約書 1

【書類名】特許請求の範囲**【請求項1】**

細胞内総タンパク質量が100万細胞につき0.1～1mg前後のヒト細胞株を形質転換することで樹立された新規ヒト細胞株であり、この新規ヒト細胞株中に所望のタンパク質産生遺伝子を導入し培養することで、前記タンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を高効率で継続的に生成することができる特徴とする前記新規ヒト細胞株。

【請求項2】

請求項1記載の新規ヒト細胞株において、この新規ヒト細胞株は、ヒト骨髄腫由来RPMI8226細胞株から樹立されたものであることを特徴とする前記新規ヒト細胞株。

【請求項3】

請求項1記載の新規ヒト細胞株において、この新規ヒト細胞株は、ヒト骨髄腫由来KMS-12BM細胞株から樹立されたものであることを特徴とする前記新規ヒト細胞株。

【請求項4】

請求項1記載の新規細胞株において、細胞内総タンパク質量が100万細胞につき0.1～1mg前後のヒト細胞株のうち、倍加時間が18～24時間で、限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞クローンを発ガン物質によって変異させ、その変異させたヒト細胞株のうち倍加時間が18～24時間で、限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞株を選択することで樹立されたものであることを特徴とする新規ヒト細胞株。

【請求項5】

請求項4記載の新規ヒト細胞株において、前記発ガン物質は、ニトロソグアニジン(MNNG)、フォルボールエステル(PMA)、エチルメタンスルfonyl酸(EMS)から選択されたものであることを特徴とする新規ヒト細胞株。

【請求項6】

請求項1記載の新規ヒト細胞株において、この新規ヒト細胞株は、タンパク質生産遺伝子を導入しタンパク質を発現したクローンを、増殖因子を含む基本合成培地ERDFで培養若しくは、増殖因子を含まない基本合成培地ERDFで培養することで、タンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を高効率で継続的に生成することができる特徴とする前記新規ヒト細胞株。

【請求項7】

特定のヒト細胞株を、形質転換することで樹立された新規ヒト細胞株であり、この新規ヒト細胞株中に所望のタンパク質生産遺伝子を導入し無血清培養することで、前記タンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を少なくとも2月以上の期間を通して、継続的に100万細胞当たり一日につき1ng～10μgのタンパク質を生産することができる特徴とする前記新規ヒト細胞株。

【請求項8】

(a) 細胞内総タンパク質量が100万細胞につき0.1～1mg前後のヒト細胞株を選択し、

(b) そのうち、倍加時間が18～24時間で、限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞クローンを発ガン物質によって変異させ、その変異させたヒト細胞株のうち倍加時間が18～24時間で、限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞株を、タンパク質を生産するための新規ヒト細胞株として選択する。

工程を含む新規ヒト細胞株の選択方法。

【請求項9】

請求項8記載の方法において、

前記発ガン物質は、ニトロソグアニジン(MNNG)、フォルボールエステル(PMA)、エチルメタンスルfonyl酸(EMS)から選択されたものであることを特徴とする新規ヒト細胞株の選択方法。

【請求項10】

請求項 8 記載の方法において、

所望のタンパク質生産遺伝子を導入し、タンパク質を発現したクローンを、増殖因子を含む基本合成培地E R D Fで培養すること、若しくは、増殖因子を含まない基本培地E R D Fで培養することで、前記タンパク質由来のタンパク質を高効率で継続的に生産可能である新規ヒト細胞株の選択方法。

【請求項 1 1】

タンパク質を得るために、請求項 1 ~ 9 のいずれか一項に記載の方法により同定された新規ヒト細胞株の使用。

【請求項 1 2】

請求項 1 記載の新規ヒト細胞株に所望のタンパク質生産遺伝子を導入し培養することで前記タンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を高効率で継続的に生成することを特徴とするタンパク質生産方法。

【請求項 1 3】

請求項 1 2 記載の方法において、
サイトメガロウイルス由来のプロモーターと生産タンパク質をコードする遺伝子を含むベクターを用いてタンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を生産することを特徴とする方法。

【請求項 1 4】

請求項 1 2 記載の方法において、
前記新規ヒト細胞株に所望のタンパク質生産遺伝子を導入し、タンパク質を発現したクローンを、増殖因子を含む基本合成培地E R D Fで培養すること、若しくは、増殖因子を含まない基本培地E R D Fで培養することを特徴とする方法。

【請求項 1 5】

請求項 1 4 記載のタンパク質生産方法において、
前記増殖因子は、インスリン、トランスフェリン、エタノールアミン、亜セリン酸ナトリウムを含むものであることを特徴とする方法。

【請求項 1 6】

請求項 1 4 記載のタンパク質生産方法において、
前記新規ヒト細胞株に所望のタンパク質生産遺伝子を導入し、タンパク質を発現したクローンを、無血清高密度大量培養（1 mlあたり 10 の 7 乗から 10 の 8 乗）することを特徴とする方法。

【請求項 1 7】

請求項 1 ~ 9 のいずれか一項に記載の方法により同定された新規ヒト細胞株を用いることと特徴とするヒト細胞株に導入されたタンパク生産遺伝子由来のタンパク質の精製方法。

【請求項 1 8】

請求項 1 7 記載の方法において、
タンパク質生産遺伝子を導入し、タンパク質を発現したクローンを、増殖因子を含む基本合成培地E R D Fで培養すること、若しくは、増殖因子を含まない基本培地E R D Fで培養することで、タンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を高効率で高純度に生成することが可能であることを特徴とする前記精製方法。

【請求項 1 9】

請求項 1 記載の新規ヒト細胞株から生産されたタンパク質またはその一部、および薬学的に許容される担体を含んでなることを特徴とする薬剤組成物。

【書類名】明細書

【発明の名称】タンパク質生産新規ヒト細胞株、新規ヒト細胞株の選択方法、新規ヒト細胞株の使用、新規ヒト細胞株を利用したタンパクした生産方法、精製方法及び薬剤組成物
【技術分野】

【0001】

本発明は、薬剤や機能性食品などに応用可能なタンパク質の効率的かつ経済的な生産方法に関するものであり、より詳しくは、目的タンパク質生産遺伝子を導入することで当該目的タンパク質を生産することができるヒト細胞株、その選択及び使用に関するものである。また、この本発明は、そのようにして同定されるヒト細胞株を用いたタンパク質の生産方法にも関する。

【背景技術】**【0002】**

一般に、タンパク質生産系は、大腸菌などの微生物に遺伝子を導入し、発現させるものである。しかし、複合タンパク質（糖鎖を有するタンパク質など）の生産を微生物で行うことは細胞構造上困難である。また、酵母や一部の動物細胞（ハムスター細胞）を用いて、複合タンパク質を生産する事業等も行われているが、生産に関与する細胞固有の糖修飾が行われ、医療等で期待するヒト由来の複合タンパク質とは性質が異なってしまうという問題点がある。研究レベルでは、ヒト細胞に遺伝子導入して、タンパク質を生産した報告もあるが、その生産期間は一ヶ月程度と一過性であり、工業利用するための長期間、安定した生産に成功した例はない。

【0003】

すなわち、前述した従来の方法では、次のような問題点がある。

【0004】

まず、微生物などの原核細胞を用いたタンパク質生産系では、構造の単純なタンパク質しか生産できず、例えば、酵素の作用部分（活性中心を含む）の構造の一部などがあげられる。これは、微生物の細胞内のタンパク質合成系が高等動物細胞とは異なっているためと考えられており、結果として、分子量が大きいタンパク質の立体構造を構築することが困難であるためである。また、糖鎖などタンパク質以外の物質とタンパク質が結合した複合タンパク質の場合には、微生物自体が複合タンパク質を合成する細胞器官を有せず、原理的に合成不可能であった。

【0005】

また、酵母やヒト以外の動物細胞、昆虫細胞を利用したタンパク質生産は、前述の微生物の場合とは異なり、複合タンパク質の合成器官も細胞内に存在し、極めて高度なタンパク質合成が可能である。しかしながら、酵母由来の糖鎖、ヒト以外の異種細胞由来の独自の糖鎖修飾などが生じてしまい、ヒト由来の遺伝子産物を取得することは困難であった。

【0006】

こうした問題点は、高等動物細胞であるヒト細胞を用いて、標的タンパク質遺伝子を導入、発現することにより解決が可能であるが、現在のところ、一過性的な発現の例はあるが、工業生産が可能になるための1年以上に渡り、長期的なタンパク質生産が困難であること、タンパク質の生産性が導入後およそ2ヶ月以内で消失してしまうこと、発現タンパク質の生産量が少ないなどの問題がある。

【0007】

これに対して、ヒト由来の複合タンパク質を生産するための方法として、ヒト細胞株における内因性遺伝子の活性化による方法が提案されている（特表2001-511342号明細書（特許文献1））。しかし、これら技術は、内因性遺伝子の活性化によるヒト細胞株中のヒト蛋白質の生産であるから、目的タンパク質に合わせてヒト細胞株を選ぶ必要があり、その選択が問題になる。そして、生産するタンパク質に応じて生産効率が変動して安定せず、大抵の場合その効率は低くならざるを得ない。また、当該ヒト細胞株を用いてヒト由来以外の複合タンパク質を生産することはできない等、応用性が低い。

【特許文献1】特表2001-511342

【0008】

本発明は、このような課題に鑑みてなされたものであり、ヒト細胞が形質転換した細胞株を使用して、遺伝子導入によりその遺伝子に由来したタンパク質を長期、安定的に生産できる新規ヒト細胞株、その選択方法、使用、その細胞株を用いたタンパク質の生産方法、そのタンパク質を用いた薬剤組成物を提供することをその目的とするものである。

【0009】

なお、本発明に関連する先行特許文献としては上記特許文献1以外にも以下のようなものがあるが、いずれも上記本発明の目的を達成するものではない。

【特許文献2】特開2002-51780

【特許文献3】特表2001-500381

【特許文献4】特開平8-163982

【特許文献5】特表2003-509025

【特許文献6】特開平5-310795

【特許文献7】特開平6-141882

【特許文献8】特表平8-501695

【特許文献9】特開平6-78759

【特許文献10】特開2003-274963

【特許文献11】特開2002-58476

【特許文献12】特表2000-506379

【発明の開示】**【課題を解決するための手段】****【0010】**

本発明者らは、ヒト細胞を形質転換し、培地交換によって無限増殖する細胞株を使用して、ヒト細胞株で長期、安定的にタンパク質生産が行われる細胞株の選択方法について検討を重ね、以下に述べるいくつかの細胞の性質を併せ持ち、かつ、遺伝子導入に耐えうる細胞株の選択に成功した。次に、導入用遺伝子の検討や細胞培養用の培地成分の検討、無血清細胞培養技術の確立を行い、最終的にヒト細胞株によるタンパク質の製造技術を完成了ものである。

【0011】

すなわち、本発明の第1の主要な観点によれば、細胞内総タンパク質量が100万細胞につき0.1～1mg前後のヒト細胞株を形質転換することで樹立された新規ヒト細胞株であり、この新規ヒト細胞株中に所望のタンパク質産生遺伝子を導入し培養することで、前記タンパク質生産遺伝子由來のタンパク質を高効率で継続的に生成することが可能であることを特徴とする前記新規ヒト細胞株が提供される。

【0012】

本発明の好ましい1の実施例によれば、前記新規ヒト細胞株は、ヒト骨髄腫由来RPMI8226細胞株から樹立されたものである。また、本発明の他の1の実施例によれば、この新規ヒト細胞株は、ヒト骨髄腫由来KMS-12BM細胞株から樹立されたものである。

【0013】

本発明の更なる好ましい1の実施例によれば、前記新規ヒト細胞株は、細胞内総タンパク質量が100万細胞につき0.1～1mg前後のヒト細胞株のうち、倍加時間18～24時間で限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞株を発がん物質により変異させ、その変異されたヒト細胞株のうち倍加時間18～24時間で限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞株を選択することで樹立されたものである。ここで、前記発がん物質は、ニトロソグアニジン(MNNG)、フォルボールエステル(PMA)、エチルメタンスルфон酸(EMS)から選択されたものであることが好ましい。

【0014】

本発明の更なる好ましい1の実施例によれば、この新規ヒト細胞株は、タンパク質生産遺伝子を導入しタンパク質を発現したクローンを、増殖因子を含む基本合成培地ERDF

で培養若しくは、増殖因子を含まない基本合成培地ERDFで培養することで、タンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を高効率で継続的に生成することが可能であることを特徴とするものである。

【0015】

すなわち、本発明のヒト細胞株の選択・同定に当たっては、種々のタンパク質を生産することが目的であるため、人体の種々の臓器由来のヒト細胞株の中から、細胞自身のタンパク質生産量の多い細胞株を選択した。次に、タンパク質生産用のヒト細胞株が外来遺伝子導入や発現のための培養操作が行われ、細胞の生存、増殖に対する負荷が発生することから、培養器中に細胞が一個しか存在しない状態からでも高効率で倍加、増殖するクローンを選択した。この発明の実施例では、倍加時間18～24時間で限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞株についてこの条件に適合しているとした。さらに、本発明の実施例では、ほ乳動物細胞でタンパク質を生産するための遺伝子であるサイトメガロウイルス由来のプロモーター、G418薬剤耐性遺伝子とヒト抗体重鎖遺伝子を組み換えたベクターを構築し、タンパク質生産の候補となるヒト細胞株に導入、発現させ効率を調べた。これらの過程を経て、最終的に少なくとも2月以上、好ましくは半年以上、さらに好ましくは1年以上の培養期間にわたり、安定的かつ継続的に100万細胞当たり一日につき1ng～10μgという高効率で導入遺伝子由来のタンパク質を生産するヒト細胞株SC-01MFP、SC-02MFP細胞の分離、樹立に成功した。

【0016】

なお、本実施例に係るSC-01MFP、SC-02MFP細胞は、ヒト由来のタンパク質だけでなく、その他の生物種由来のタンパク質も合成、製造可能である。

【0017】

また、この発明の第2の主要な観点によれば、特定のヒト細胞株を、形質転換することで樹立された新規ヒト細胞株であり、この新規ヒト細胞株中に所望のタンパク質生産遺伝子を導入し無血清培養することで、前記タンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を少なくとも2月以上の期間を通して、継続的に100万細胞当たり一日につき1ng～10μgのタンパク質を生産することが可能であることを特徴とする前記新規ヒト細胞株が提供される。

【0018】

この発明の第3の主要な観点によれば、(a) 細胞内総タンパク質量が100万細胞につき0.1～1mg前後のヒト細胞株を選択し、(b) そのうち、倍加時間が18～24時間で、限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞クローンを発ガン物質によって変異させ、その変異させたヒト細胞株のうち倍加時間が18～24時間で、限界希釈法によるクローニング効率が90%以上の細胞株を、タンパク質を生産するための新規ヒト細胞株として選択する、工程を含む新規ヒト細胞株の選択方法が提供される。

【0019】

この発明の第4の主要な観点によれば、タンパク質を得るために、請求項1～9のいずれか一項に記載の方法により同定された新規ヒト細胞株の使用方法が提供される。

【0020】

この発明の第5の主要な観点によれば、請求項1記載の新規ヒト細胞株に所望のタンパク質生産遺伝子を導入し培養することで前記タンパク質生産遺伝子由来のタンパク質を高効率で継続的に生成することを特徴とするタンパク質生産方法が提供される。

【0021】

この発明の第6の主要な観点によれば、方法により同定された新規ヒト細胞株を用いることを特徴とするヒト細胞株に導入されたタンパク生産遺伝子由来のタンパク質の精製方法が提供される。

【0022】

この発明の第7の主要な観点によれば、新規ヒト細胞株から生産されたタンパク質またはその一部、および薬学的に許容される担体を含んでなることを特徴とする薬剤組成物が提供される。

【0023】

この発明の更なる特徴及び顕著な効果は次に記載する発明の実施の形態の項の記載から当業者にとって明らかになるものである。

【発明を実施するための最良の形態】**【0024】**

以下、本発明をその実施形態及び実施例に従い詳細に説明する。

【0025】

本発明は、ヒト細胞株によるタンパク質の製造手法であり、細胞を使用したタンパク質の合成には、用いるヒト細胞株の性質に大きく依存する。そこで、本発明者は、種々のヒト由来の細胞株から以下のようにして、長期、安定的なタンパク質生産を可能とするヒト細胞株を分離、選択し、変異株を取得した。

【0026】

タンパク質生産用に用意したヒト細胞株は、ヒト血球系細胞株4種（ヒト白血病T細胞株P E E R、ヒト白血病細胞株S K - 7 2 9 - 2、ヒト骨髄腫細胞株K M S - 1 2 B M、R P M I 8 2 2 6）、ガン細胞株4種（ヒト胃ガン細胞株T M K - 1、ヒト肺ガン細胞株A 5 4 9、ヒト乳ガン細胞株M C F - 7、ヒト肺ガン細胞株P C - 8）である。これらの細胞のうち、リンパ球系の浮遊細胞については、基本合成培地としてR P M I 1 6 4 0 培地を用いた。ガン細胞は、接着細胞であるため、E R D F 培地を用いた。なお、増殖因子としてウシ胎児血清（F B S）を使用した。

【0027】

タンパク質生産用ヒト細胞株の選択には、まず、細胞内タンパク質総量を基準にした。タンパク質の生産性は、細胞内タンパク質の総量が多い細胞ほど、外来遺伝子の導入によるタンパク質の生産量が高いという発明者らの知見に基づくものである。したがって、まず、本発明においては、細胞内タンパク質総量が100万細胞につき0.1～1mg前後若しくはそれ以上であることを基準とし、その基準を満たすヒト細胞株を選択した。

【0028】

次に、細胞の増殖特性、クローニング効率を選択基準とした。遺伝子の導入に成功した細胞株は、培養初期の段階で一個の状態から増殖する必要があること、遺伝子導入操作による細胞への物理的負荷に耐えて増殖する必要があることとの発明者らの知見に基づくものである。本発明においては、倍加時間18～24時間でクローニング効率が90%以上の細胞株を選択するというきわめて高い基準を適用した。

【0029】

これらの評価及び分取は、限界希釈法による細胞クローニング、フローサイトメーターを用いた細胞機能解析技術により行った。

【0030】

また、このようにして得られた変異細胞株を発ガン物質であるニトロソグアニジン添加培地にて、細胞の変異を誘発させ、再度、細胞増殖特性の高いクローンを限界希釈法によるクローニングを行い、上記と同じ条件でクローニング効率が90%以上のものを選択した。

【0031】

一方、このようにして選択されたヒト細胞株をタンパク質生産を医薬や食品素材の生産手段とするには、ウシ胎児血清などを含む培養培地での生産では、異種タンパク質や成分不明のタンパク質の混在により、目的タンパク質のみを分離・精製することが困難になる。また、高密度培養の際に、血清由来の増殖阻害因子が作用する場合もあり、無血清培養化は必要不可欠である。そこで、予め、タンパク質生産用のヒト細胞株を無血清培養可能にするため、そのような細胞株を選択することとした。この例では、増殖因子として、インスリン、トランスフェリン、エタノールアミン、亜セレン酸ナトリウムを用いた。

【0032】

次に、得られたクローンを実際に、ほ乳動物細胞でタンパク質を生産するための遺伝子であるサイトメガロウイルス由来のプロモーター、G 4 1 8 薬剤耐性遺伝子とヒト抗体重

鎖遺伝子を組み換えたベクターを構築し、タンパク質生産の候補となるヒト細胞株に導入、発現させ効率を調べた。

【0033】

このようにして、タンパク質発現が2ヶ月以上継続すること、好ましくは半年以上、さらに好ましくは1年以上タンパク質生産量が安定していることを基準に、そのような基準を満たす形質転換ヒト細胞株を、タンパク質生産用ヒト細胞株として樹立した。結果的にヒト骨髓腫由来RPMI8226細胞株から樹立されたものをSC-01MFP細胞株と命名し、ヒト骨髓腫由来KMS-12BM細胞株から樹立されたものをSC-02MFP細胞株と命名した。

【0034】

この発明は、このようにして選択された新規ヒト細胞株、この新規ヒト細胞株を選択するための方法、この新規ヒト細胞株の使用、タンパク質生産方法及び精製方法、当該タンパク質を利用した薬剤組成物に関するものである。

【実施例1】

【0035】

次に本発明の実施形態に従う新規ヒト細胞株の選択及びその結果の例、当該新規ヒト細胞株を用いたタンパク質生産の例、その他の実施例を説明する。ただし、本発明の要旨はこれらの実施例によって限定されるものではなく、あくまでも代表的な実施例に過ぎない。

【0036】

(実施例1) SC-01MFP細胞株によるヒト抗体重鎖タンパク質の生産

【0037】

SC-01MFP細胞株の細胞密度を生理食塩水(PBS)で 1×10^7 cells/m¹に調製した。この細胞懸濁液をサンプルチューブに $500\mu l$ 添加し、サイトメガロウイルスプロモーターとG418薬剤耐性遺伝子、抗体重鎖遺伝子を併せ持つ組み換え遺伝子ベクターを $1\mu l$ （終濃度 $1\mu g/m^1$ ）添加した。これを遺伝子導入装置（電気穿孔法による）用の0.4cmキュベットに移した。キュベットをGene Pulserの電極にキュベットを差し込み、電圧を0.3kV(0.875kV/cm)に設定し $300\mu F$ の条件で電圧を印加した。続いて、RPMI1640培地に移し5分間放置し、この遠心管を $400 \times g$ で5分間遠心した。遠心上清を抜いて $5m^1$ の15%FBS-RPMI培地で懸濁後、96穴マルチプレートに $100\mu l/we 11$ ずつ分注した。2~4日後、GENETICIN；抗生物質G-418硫酸塩（終濃度 $2\mu g/m^1$ ）を添加し、遺伝子導入された細胞以外を死滅させる選択培養を行った。数週間の間、GENETICINを含む培地で培地交換を継続した。数週間（2~4週間）で細胞の増殖が認められるため、この抗体重鎖（γ鎖）タンパク質量を酵素抗体法を用いて確認した。この結果を表1に示す。本実施例で行った方法により、SC-01MFP細胞株に抗体重鎖タンパク質遺伝子を導入したところ、導入40日以降から1年以上にわたり、 $1 \sim 2\mu G/m^1$ / 10^7 細胞程度の生産量を維持し続けながら生育した。表1の各クローンは、いずれも遺伝子導入後、各培養日数を経過した時の生産量であり、代表的なタンパク質発現クローンの例である。なお、遺伝子導入していないSC-01MFP細胞株は抗体重鎖タンパク質を生産しない。したがって、本データに記載したクローンはいずれも遺伝子導入により発現したものと判断できた。

【0038】

そして、工業利用による安定生産を考えると、少なくとも2月以上、好ましくは半年以上、さらに好ましくは1年以上安定したタンパク質の生産が求められるところ、この実施例のSC-01MFP細胞株は、この基準を満たし、本発明の目的の達成が確認できた。

【表1】

表1. SC-01MFP細胞株を用いた抗体重鎖タンパク質生産量

Clone No.	Productivity ($\mu\text{g}/\text{ml}$)			
	Culture days	40	120	200
Clone 1		0.798	1.367	1.952
Clone 2		0.487	1.321	1.895
				1.932
				1.914

【0039】

(実施例2) SC-01MFP細胞株によるヒトインターロイキン1 α (IL-1) タンパク質の生産

【0040】

SC-01MFP細胞株の細胞密度を生理食塩水 (PBS) で $1 \times 10^7 \text{ cells}/\text{ml}$ に調製した。この細胞懸濁液をサンプルチューブに $500 \mu\text{l}$ 添加し、サイトメガロウイルスプロモーターとヒトIL-1遺伝子を併せ持つ組み換え遺伝子ベクターを $1 \mu\text{l}$ (終濃度 $3 \mu\text{g}/\text{ml}$) 添加した。これを遺伝子導入装置 (電気穿孔法による) 用の 0.4 cm^2 キュベットに移した。キュベットを Gene Pulser の電極にキュベットを差し込み、電圧を 0.3 kV ($0.875 \text{ kV}/\text{cm}$) に設定し $300 \mu\text{F}$ の条件で電圧を印加した。続いて、RPMI 1640 培地に移し 5 分間放置し、この遠心管を $400 \times g$ で 5 分間遠心した。遠心上清を抜いて 5 ml の $15\% \text{ FBS}$ - RPMI 培地で懸濁後、96穴マルチプレートに $100 \mu\text{l}/\text{well}$ ずつ分注した。2~4日後、GENETICIN；抗生物質G-418硫酸塩 (終濃度 $2 \mu\text{g}/\text{ml}$) を添加し、遺伝子導入された細胞以外を死滅させる選択培養を行った。数週間の間、GENETICINを含む培地で培地交換を継続した。数週間 (2~4週間) で細胞の増殖が認められたため、このIL-1タンパク質量を IL-1 特異的な酵素抗体法を用いて確認した。この結果を表2に示す。表2の各クローニングは、いずれも遺伝子導入後、120日以上経過した時の生産量であり、代表的なタンパク質発現クローニングの例である。なお、遺伝子導入していないSC-01MFP細胞株はヒトインターロイキン1 α を生産しない。したがって、本データに記載したクローニングはいずれも遺伝子導入により発現したものと判断できた。

【0041】

また、このヒトインターロイキン1 α またはその一部、および薬学的に許容される担体を含む組成物は、この発明の薬剤組成物の一実施形態である。なお、この発明の薬剤組成物はこのヒトインターロイキン1 α を用いたものに限定されるものではない。

【表2】

表2. SC - 01MFP細胞株を用いたヒトインターロイキン1 α
タンパク質の生産

Clone No.	Productivity ($\mu\text{g}/\text{ml}$)
Clone 1	0.116 ~ 0.203
Clone 2	0.145 ~ 0.259
Clone 3	0.123 ~ 0.285

【0042】

(実施例3) SC - 01MFP細胞株によるクラゲGFP蛍光色素の生産

【0043】

SC - 01MFP細胞株の細胞密度を生理食塩水 (PBS) で $1 \times 10^7 \text{ cells}/\text{mL}$ に調製した。この細胞懸濁液をサンプルチューブに $500 \mu\text{l}$ 添加し、サイトメガロウイルスプロモーターとクラゲGFP（緑色蛍光色素タンパク質）を併せ持つ組み換え遺伝子ベクターを $1 \mu\text{l}$ (終濃度 $3 \mu\text{g}/\text{mL}$) 添加した。これを遺伝子導入装置（電気穿孔法による）用の 0.4 cm キュベットに移した。キュベットを Gene Pulser の電極にキュベットを差し込み、電圧を 0.3 kV (0.875 kV/cm) に設定し $300 \mu\text{F}$ の条件で電圧を印加した。続いて、RPMI 1640 培地に移し 5 分間放置し、この遠心管を $400 \times g$ で 5 分間遠心した。遠心上清を抜いて 5 mL の $15\% \text{ FBS-RPMI}$ 培地で懸濁後、96穴マルチプレートに $100 \mu\text{l}/\text{well}$ ずつ分注した。2~4日後、GENETICIN；抗生物質G-418硫酸塩（終濃度 $2 \mu\text{g}/\text{mL}$ ）を添加し、遺伝子導入された細胞以外を死滅させる選択培養を行った。数週間の間、GENETICINを含む培地で培地交換を継続した。数週間（2~4週間）で細胞の増殖が認められるため、このGFP発現を落射型倒立蛍光顕微鏡による緑色蛍光を励起させ、タンパク質の生産を確認した。この結果を図1に示す。図1のデータは、遺伝子導入後、90日以上経過した時のGFP発現クローニ像であり、代表的なタンパク質発現クローニの例である。写真右のように、蛍光顕微鏡の蛍光励起により、GFP発現細胞は蛍光を発する。なお、遺伝子導入していないSC - 01MFP細胞株はGFPタンパク質を生産しない。したがって、本データに記載したクローニは遺伝子導入により発現したものと判断できた。

【0044】

(実施例4) SC - 02MFP細胞株によるヒト抗体重鎖タンパク質の生産

【0045】

SC - 02MFP細胞株の細胞密度を生理食塩水 (PBS) で $1 \times 10^7 \text{ cells}/\text{mL}$ に調製した。この細胞懸濁液をサンプルチューブに $500 \mu\text{l}$ 添加し、サイトメガロウイルスプロモーターとG418薬剤耐性遺伝子、抗体重鎖遺伝子を併せ持つ組み換え遺伝子ベクターを $1 \mu\text{l}$ (終濃度 $1 \mu\text{g}/\text{mL}$) 添加した。これを遺伝子導入装置（電気穿孔法による）用の 0.4 cm キュベットに移した。キュベットを Gene Pulser の電極にキュベットを差し込み、電圧を 0.4 kV (1.0 kV/cm) に設定し $300 \mu\text{F}$ の条件で電圧を印加した。続いて、RPMI 1640 培地に移し 5 分間放置し、この遠心管を $400 \times g$ で 5 分間遠心した。遠心上清を抜いて 5 mL の $15\% \text{ FBS-RPMI}$ 培地で懸濁後、96穴マルチプレートに $100 \mu\text{l}/\text{well}$ ずつ分注した。2~4日後、GENETICIN；抗生物質G-418硫酸塩（終濃度 $2 \mu\text{g}/\text{mL}$ ）を添加し、遺伝子導入された細胞以外を死滅させる選択培養を行った。数週間の間、GENETICINを含む培地で培地交換を継続した。数週間（2~4週間）で細胞の増殖が認められる

ため、この抗体重鎖（ γ 鎖）タンパク質を酵素抗体法を用いて確認した。この結果を表3に示す。

【表3】

表3. SC-02MFP細胞株を用いた抗体重鎖タンパク質生産量

Clone No.	Culture days	Productivity ($\mu\text{g}/\text{ml}$)			
		40	80	140	210
Clone 1		1.834	1.057	1.444	0.839
Clone 2		1.803	1.200	1.669	0.671

【0046】

(実施例5) ヒト抗体重鎖タンパク質を発現しているSC-01MFP細胞株の無血清培養

【0047】

ヒト抗体重鎖タンパク質の遺伝子をSC-01MFP細胞株に導入し、長期的に発現している細胞クローニングを細胞密度 $1 \times 10^5 \text{ cells}/\text{ml}$ に調製した。次に、基本合成培地ERDF培地（極東製薬）に終濃度として、インスリン $10 \mu\text{g}/\text{ml}$ 、トランスフェリン $20 \mu\text{g}/\text{ml}$ 、エタノールアミン $20 \mu\text{M}$ 、亜セレン酸ナトリウム 25nM を添加したITES-ERDF培地もしくは、基本合成培地ERDF培地のみで培養した。図2に示すように、ERDF培地のみ、もしくは、ITES-ERDF培地で当該クローニングは通常、細胞培養で用いる牛胎児血清(FBS)を含むERDF培地と同等以上の細胞増殖が認められた。

【0048】

(実施例6) ヒト抗体重鎖タンパク質を発現しているSC-01MFP細胞株の高密度大量培養

【0049】

ヒト抗体重鎖タンパク質の遺伝子をSC-01MFP細胞株に導入し、長期的に発現している細胞クローニングを細胞密度 $0.2 \times 10^7 \text{ cells}/\text{ml} \sim 1 \times 10^7 \text{ cells}/\text{ml}$ に調製した。次に、基本合成培地ERDF培地（極東製薬）に終濃度として、10%の牛胎児血清を添加するか、インスリン $10 \mu\text{g}/\text{ml}$ 、トランスフェリン $20 \mu\text{g}/\text{ml}$ 、エタノールアミン $20 \mu\text{M}$ 、亜セレン酸ナトリウム 25nM を添加したITES-ERDF培地もしくは、基本合成培地ERDF培地のみでホローファイバーカートリッジ（米国、スペクトラム社、400-011）に接種した。接種後、高密度大量培養装置（米国、スペクトラム社、セルマックスシステム）を用いて培養した。図3に示すように、抗体重鎖遺伝子を発現するSC-01MFP細胞株が、大量培養（1mlあたり10の7乗から10の8乗）された。この大量培養された時の生産タンパク質濃度は、 $10 \mu\text{g}$ から 1mg 程度であった。

【0050】

以上説明した構成によれば、以下のよう効果を得ることができる。

【0051】

すなわち、機能性食品や高度医療分野では、人体の生理機能を調節する糖タンパク質などの複合タンパク質や一分子中に多くの機能を有する高機能タンパク質の生産が必要不可欠である。しかしながら、現在のところ、主として微生物が利用されており、この方法では複合タンパク質の生産は困難である。また、酵母やハムスター細胞のような高等細胞を用いた場合、複合タンパク質は生産できるが、その生産されたタンパク質は、使用した細胞に根ざす糖修飾が行われてしまうため、期待する生理機能や分子構造をもつ複合タンパク質にはならない。これらの問題は、ヒト細胞を生産に用いることにより原理的に解決可

能である。しかしながら、研究レベルでは、一過性的にヒト細胞を用いて複合タンパク質の生産が可能であるが、工業レベルで要求される長期、安定生産は不可能であった。

【0052】

人体内では、さまざまな生理機能を有するタンパク質が循環しており、ヒト細胞はこれを生産している。これは、微生物などと異なり、ヒト細胞がこうしたタンパク質を生産するしくみを有するためである。ただし、人体から分離したばかりのヒト細胞には寿命があるため、例え生産ターゲットとなる遺伝子が導入できても、工業生産の条件となる生産量の安定性と長期生産性が維持できないことはよく知られている。

【0053】

本特許では、生体タンパク質をはじめとして、分子設計を行った複合機能を有する高機能タンパク質、糖鎖や脂質を含む複合タンパク質を工業生産するためのヒト細胞株を取得し、その生産手法を確立することを目的とした。これらの技術の確立により、医薬生産、食品素材の生産、化成品の生産などへと応用可能となる。

【0054】

なお、本発明は、生物医薬としてのタンパク質医薬の生産、機能性食品などに利用可能な機能性成分の製造、生体成分を含む化粧品の素材としてのタンパク質の生産、医学、薬学、化学、生物学の分野における各種疾患、細胞間生理作用の解明、ゲノム情報からタンパク質の発現研究などに利用可能である。ただし、これらの適用範囲は例示であり、タンパク質の取得に関わる全般の領域に適用可能であり、技術的な応用範囲はこの限りではない。

【図面の簡単な説明】

【0055】

【図1】クラゲGFPを発現した本発明のSC-01MFP細胞株の様子を示す透過顕微鏡写真（左）及び落射蛍光顕微鏡写真（右）。

【図2】ヒト抗体重鎖タンパク質を発現しているSC-01MFP細胞株の無血清培養の細胞増殖を説明するためのグラフ。

【図3】遺伝子導入ヒト細胞株の高密度大量培養の結果を示すグラフ。

【書類名】 図面
【図1】

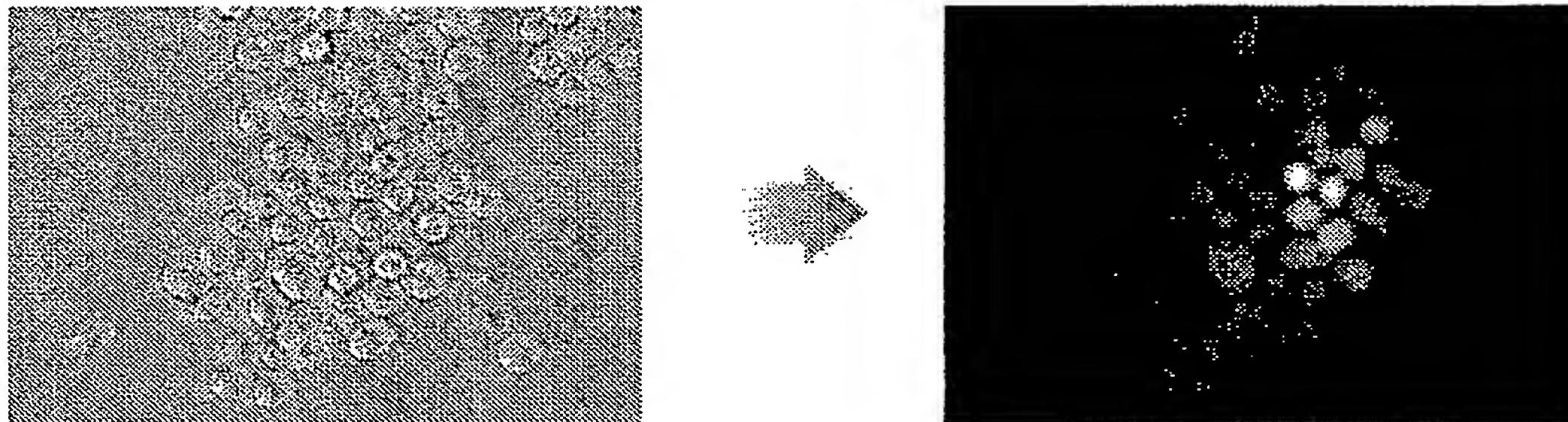


図1. クラゲGFPを発現したSC 01MFP細胞株の様子
(写真左が透過顕微鏡写真、写真右が落射蛍光顕微鏡写真)

【図2】

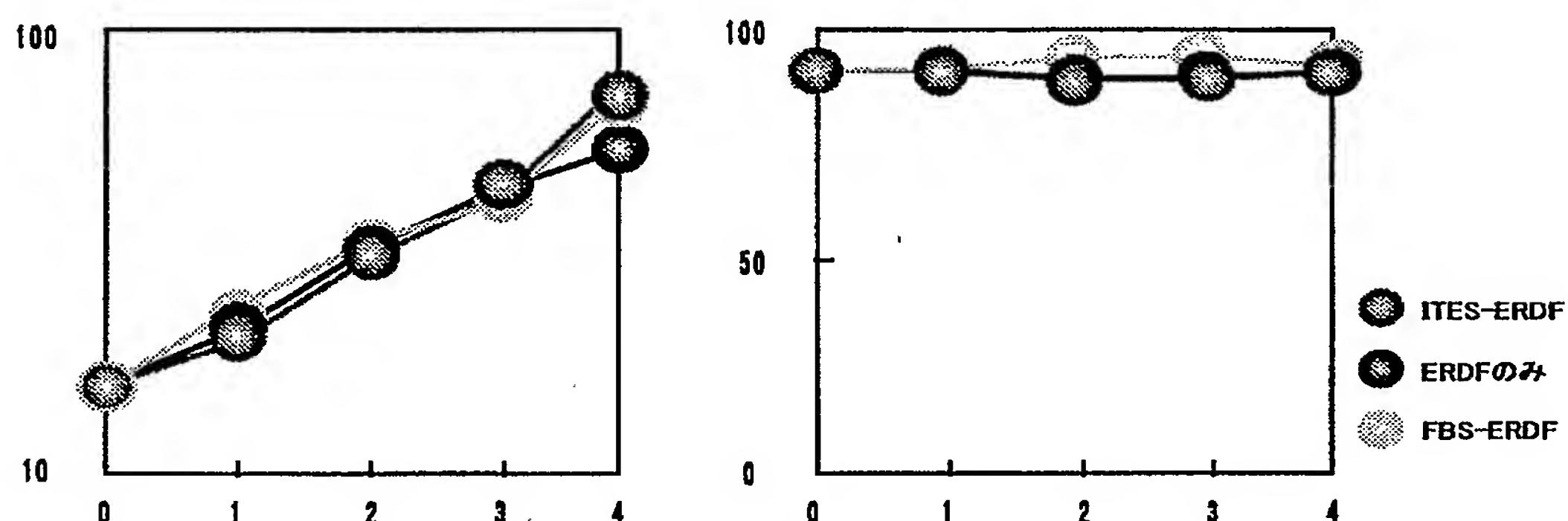


図2. ヒト抗体重鎖タンパク質を発現している
SC 01MFP細胞株の無血清培養

【図3】

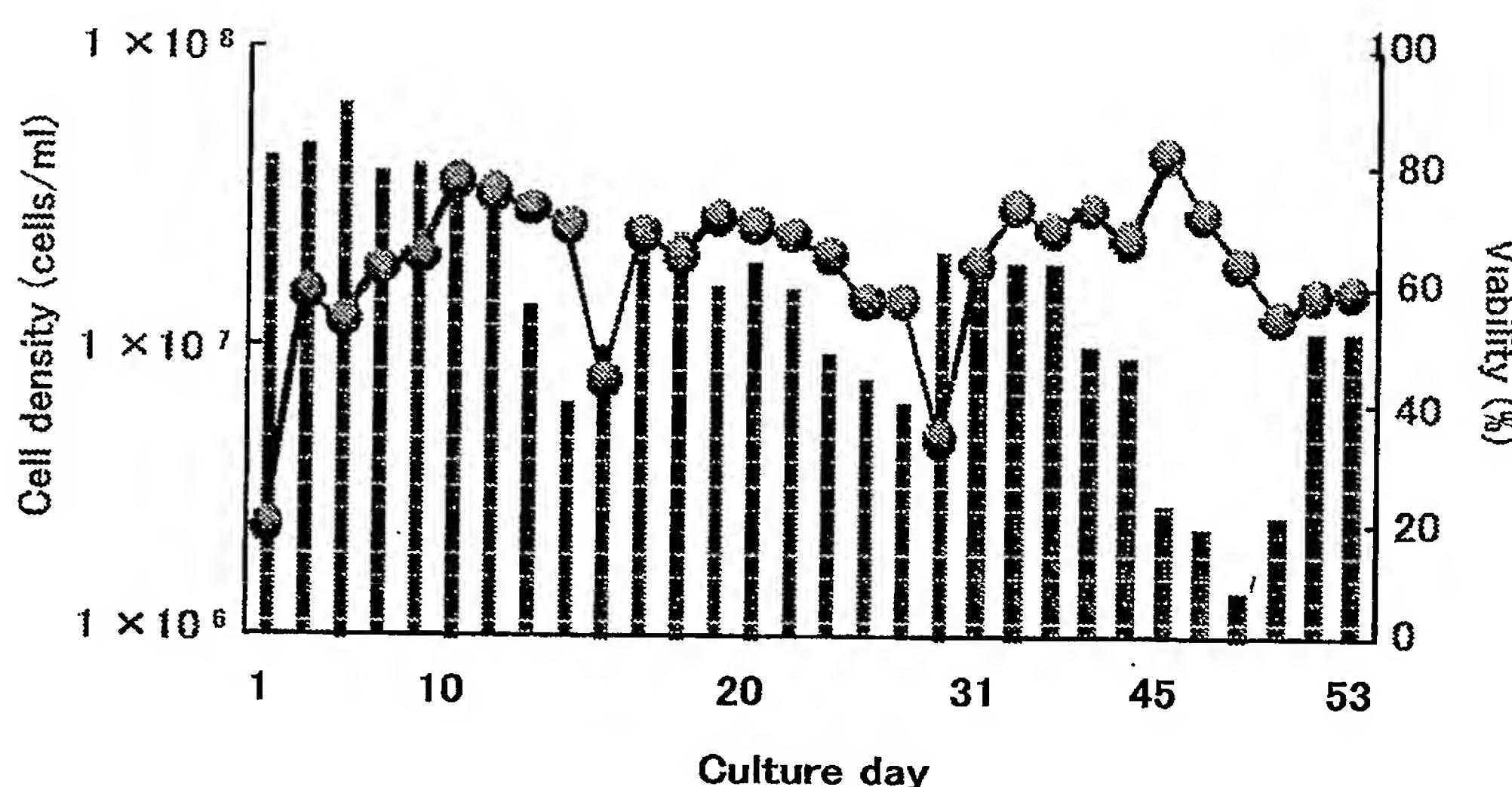


図3. 遺伝子導入ヒト細胞株の高密度大量培養の結果

【書類名】要約書

【要約】

【課題】 ヒト細胞が形質転換した細胞株を使用して、遺伝子導入によりその遺伝子に由來したタンパク質を長期、安定的に生産できる新規ヒト細胞株及びその選択方法を提供する。

【解決手段】 本発明によれば、細胞内総タンパク質量が100万細胞につき0.1~1mg前後のヒト細胞株を形質転換することで樹立された新規ヒト細胞株であり、この新規ヒト細胞株中に所望のタンパク質產生遺伝子を導入し培養することで、前記タンパク質產生遺伝子由来のタンパク質を高効率で継続的に生成することが可能であることを特徴とする前記新規ヒト細胞株が提供される。

【選択図】 なし

認定・付力口青幸辰

特許出願の番号	特願2004-056551
受付番号	50400334000
書類名	特許願
担当官	古田島 千恵子 7288
作成日	平成16年 3月11日

<認定情報・付加情報>

【提出日】	平成16年 3月 1日
-------	-------------

特願 2004-056551

出願人履歴情報

識別番号 [802000031]

1. 変更年月日 2002年 4月19日

[変更理由] 新規登録

住 所 福岡県北九州市若松区ひびきの2番1号
氏 名 財団法人北九州産業学術推進機構